

(12)特許協力条約に基づいて公開された国際出願

(19)世界知的所有権機関
国際事務局(43)国際公開日
2004年1月29日 (29.01.2004)

PCT

(10)国際公開番号
WO 2004/009830 A1

(51)国際特許分類7:

C12P 19/26, C12N 15/52

(81)指定国(国内): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, OM, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(21)国際出願番号:

PCT/JP2003/000258

(22)国際出願日:

2003年1月15日 (15.01.2003)

(25)国際出願の言語:

日本語

(26)国際公開の言語:

日本語

(30)優先権データ:

特願2002-208987 2002年7月18日 (18.07.2002) JP

(71)出願人(米国を除く全ての指定国について): ヤマサ
醤油株式会社 (YAMASA CORPORATION) [JP/JP]; 〒
288-0056 千葉県銚子市新生町2丁目10番地の1
Chiba (JP).

(72)発明者; および

(75)発明者/出願人(米国についてのみ): 野口 利忠
(NOGUCHI,Toshitada) [JP/JP]; 〒288-0812 千葉
県銚子市栄町2丁目1-12 Chiba (JP). 浜本 智樹
(HAMAMOTO, Tomoki) [JP/JP]; 〒288-0033 千葉県銚
子市南小川町2935-2 Chiba (JP).(74)代理人: 特許業務法人アルガ特許事務所 (THE
PATENT CORPORATE BODY ARUGA PATENT
OFFICE); 〒103-0013 東京都中央区日本橋人形町1
丁目3番6号共同ビル Tokyo (JP).(84)指定国(広域): ARIPO特許(GH, GM, KE, LS, MW, MZ,
SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), ユーラシア特許(AM,
AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), ヨーロッパ特許
(AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB,
GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, SI, SK, TR), OAPI
特許(BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML,
MR, NE, SN, TD, TG).

添付公開書類:

- 国際調査報告書
- 明細書とは別に規則13の2に基づいて提出された
生物材料の寄託に関する表示。

2文字コード及び他の略語については、定期発行される
各PCTガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語
のガイドノート」を参照。

WO 2004/009830 A1

(54) Title: PROCESSES FOR PRODUCING CMP-N-ACETYLNEURAMINIC ACID

(54)発明の名称: CMP-N-アセチルノイラミン酸の製造法

(57) Abstract: A process for producing CMP-N-acetylneuraminic acid (CMP-NeuAc) characterized in that yeast cells, N-acetylglucosamine-6-phosphate 2-epimerase (GlcNAc-6P 2-epimerase), N-acetylneuraminate lyase (NeuAc lyase) and CMP-N-acetylneuraminate synthase (CMP-NeuAc synthase) are added to a reaction system containing N-acetylglucosamine (GlcNAc), pyruvic acid and cytidine-5'-monophosphate (CMP) and reacted. Another process for producing CMP-NeuAc characterized in that yeast cells, GlcNAc-6P 2-epimerase, NeuAc synthase and CMP-NeuAc synthase are added to a reaction system containing GlcNAc and CMP and reacted.

(統葉有)



(57) 要約:

本発明は、N-アセチルグルコサミン(GlcNAc)、ピルビン酸およびシチジン5' -モノリン酸(CMP)を含有する反応系に、酵母菌体、N-アセチルグルコサミン-6リン酸2-エピメラーゼ(GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ)、N-アセチルノイラミン酸リアーゼ(NeuAcリアーゼ)、およびCMP-N-アセチルノイラミン酸シンセターゼ(CMP-NeuAcシンセターゼ)を添加し、反応させることを特徴とする、CMP-N-アセチルノイラミン酸(CMP-NeuAc)の製造法に関するものである。

また、本発明は、GlcNAcおよびCMPを含有する反応系に、酵母菌体、GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ、NeuAcシンセターゼおよびCMP-NeuAcシンセターゼを添加し、反応させることを特徴とする、CMP-NeuAcの製造法に関するものである。

明細書

C M P - N - アセチルノイラミン酸の製造法

技術分野

本発明は、糖鎖合成の重要な原料であるC M P - N - アセチルノイラミン酸(C M P - Neu A c)の改良された製造法に関するものである。

背景技術

近年、糖鎖に関する構造及び機能に関する研究が急速に進み、生理活性を有するオリゴ糖、糖脂質、糖蛋白質などの医薬品または機能性素材としての用途開発が注目を集めている。中でも、末端にN - アセチルノイラミン酸(Neu A c)を含むシアル酸含有糖鎖は、細胞接着やウィルスの感染の際の受容体となる等の重要な機能を有する糖鎖である。

シアル酸含有糖鎖は、一般にシアル酸転移酵素の触媒作用により合成される。シアル酸転移酵素はC M P - N - アセチルノイラミン酸(C M P - Neu A c)を糖供与体として、糖鎖などの受容体にシアル酸を転移する酵素である。

しかしながら、糖供与体として用いるC M P - Neu A cは、非常に高価で、かつ量的にも試薬レベルの僅かな量でしか供給され得ないのが現状である。

C M P - Neu A cの製造法としては、シチジン5' - トリリン酸(CTP)とNeu A cを基質としてC M P - Neu A cシンセターゼの触媒により合成する方法(Appl. Microbiol. Biotechnol., 44, 59-67(1995))が知られているが、その原料となるCTP及びNeu A cは高価であるため、それらを直接原料として合成されたC M P - Neu A cも高価な試薬とならざるを得ない。

最近、小泉らにより、オロチ酸からウリジン5' - トリリン酸(UTP)への変換を行うBrevibacterium ammoniagenes菌体、UTPからCTPへの変換

反応を触媒する CTP 合成酵素を生産する組換え大腸菌および CMP-NeuAc 合成酵素を生産する組換え大腸菌を組み合わせて、オロチ酸と NeuAc を原料として CMP-NeuAc を合成する方法が開発された (Appl. Microbiol. Biotechnol., 53, 257-261, (2000))。該方法は、高価な CTP を使用しない方法ではあるが、複数種の菌体を調製しなければならないなど工程が煩雑であるとともに、それを実施するための大型の設備を準備しなければならず、また依然として高価な NeuAc を原料としていることからも実用的な方法とは言い難かった。

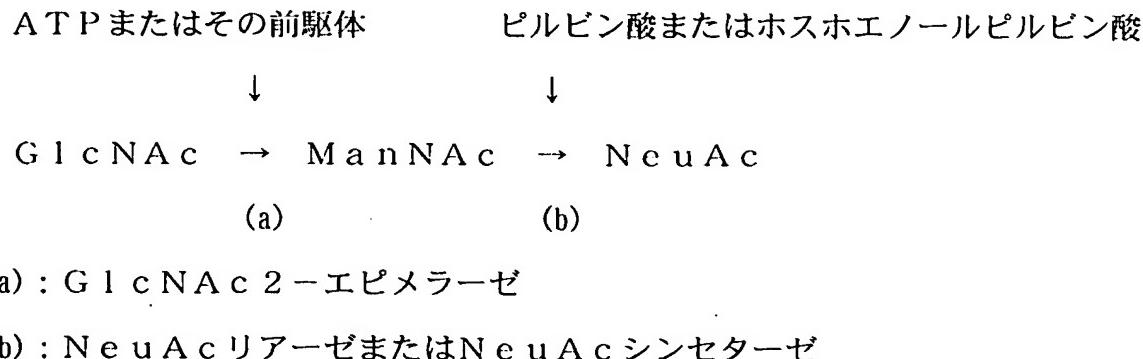
一方、NeuAc の製造法に関しては、シアル酸の多量体であるコロミン酸を微生物から回収し、これを化学分解し回収する方法が知られているが、最近になって酵素を利用した方法が開発されている。

酵素を利用した方法としては、(1) NeuAc リアーゼまたは NeuAc シンセターゼを用いて、N-アセチルマンノサミン (ManNAc) から製造する方法 (J. Am. Chem. Soc., 110, 6481 (1988)、J. Am. Chem. Soc., 110, 7159 (1988)、特開平10-4961号)、(2) アルカリ条件下で、N-アセチルグルコサミン (GlcNAc) を N-アセチルマンノサミン (ManNAc) に変換させ、これに NeuAc リアーゼまたは NeuAc シンセターゼを作用させて NeuAc を製造する方法 (特開平5-211884、Biotechnology And Bioengineering, Vol. 66, No. 2 (1999)、Enzyme Microb. Technol., Vol. 20 (1997))、(3) GlcNAc から ManNAc への変換を触媒する N-アセチルグルコサミン (GlcNAc) 2-エピメラーゼと NeuAc リアーゼまたは NeuAc シンセターゼを用いて、GlcNAc から製造する方法 (W095/26399、特開平3-180190号、特開2001-136982号) が報告されている。

しかしながら、(1) の方法は原料である ManNAc が高価であり、(2) の方法は、安価な GlcNAc を原料とする方法ではあるが、GlcNAc と ManNAc の混合物から ManNAc を精製する工程が煩雑であるという問題

があった。また、下記に示すように、(3) の方法で用いる G I c N A c 2-エピメラーゼは ATP が必要であるため、高価な ATP を添加するか、あるいは微生物を用いて ATP の前駆体であるアデニンから ATP を生成させる必要があり、この方法も満足いく方法とはいひ難かった。

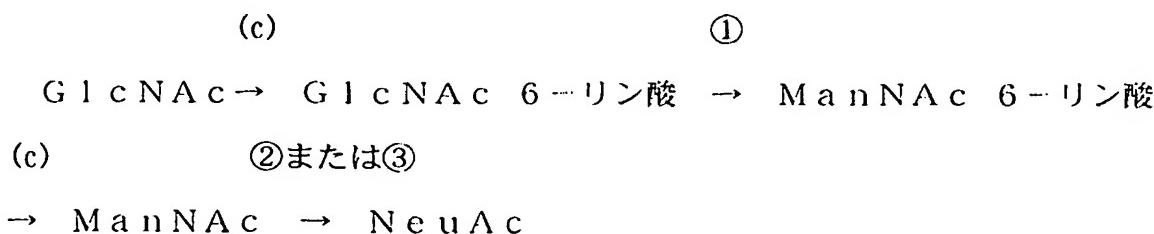
〈(3) の方法〉



発明の開示

本発明者らは、GlcNAcを基質とした大腸菌の生体内酵素によるNeuAc合成を検討したところ、NeuAcはほとんど合成されなかつたが、GlcNAcがGlcNAc-6-リン酸(GlcNAc-6P)に変換されたことから、下に示す経路によるGlcNAcからのNeuAc合成系の構築を試みた。

その結果、GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ (EC5.1.3.9) および NeuAcリアーゼまたはNeuAcシンセターゼ活性を増強させると NeuAcを高収率で生成できること、また該合成系には高価なATPを必要としないことを見出した。



(d) ピルビン酸またはホスホエノールピルビン酸

(c) : 生体反応

①: G 1 c N A c - 6 P 2 - エピメラーゼ

②: N e u A c リアーゼ

③: N e u A c シンセターゼ

次に、CMP-NeuAc合成反応を行うためのCTP合成系について、安価なCMPを原料としての微生物によるCTPへの変換系を上記NeuAc合成系と組み合わせるべく、種々の微生物を用いて検討を行った。すると、大腸菌等の酵母以外の微生物を用いたときにはCMP-NeuAcがわずかしか合成されなかつたのに対して、酵母菌体を用いると高収率でCMP-NeuAcを合成できることを見出した。特に、NeuAcシンセターゼ反応に必要なホスホエノールピルビン酸(PEP)は、酵母菌体内のものを利用することができ、反応系に新たに添加する必要がないという新たなメリットも確認し、本発明を完成させた。

すなわち、本発明は、N-アセチルグルコサミン(GlcNAc)、ピルビン酸およびシチジン5' -モノリン酸(CMP)を含有する反応系に、酵母菌体、N-アセチルグルコサミン-6リン酸 2-エピメラーゼ(GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ)、N-アセチルノイラミン酸リアーゼ(NeuAcリアーゼ)、およびCMP-N-アセチルノイラミン酸シンセターゼ(CMP-NeuAcシンセターゼ)を添加し、反応させることを特徴とする、CMP-N-アセチルノイラミン酸(CMP-NeuAc)の製造法に関するものである。

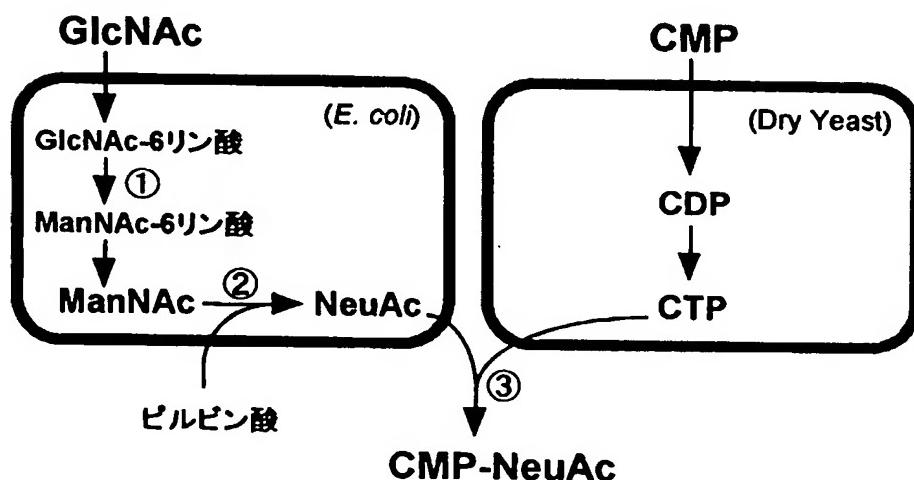
また、本発明は、N-アセチルグルコサミン(GlcNAc)およびシチジン5' -モノリン酸(CMP)を含有する反応系に、酵母菌体、N-アセチルグルコサミン-6リン酸 2-エピメラーゼ(GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ)、N-アセチルノイラミン酸シンセターゼ(NeuAcシンセターゼ)およびCMP-N-アセチルノイラミン酸シンセターゼ(CMP-NeuAcシンセターゼ)を添加し、反応させることを特徴とする、CMP-N-アセチルノイラ

ミン酸（C M P – N e u A c）の製造法に関するものである。

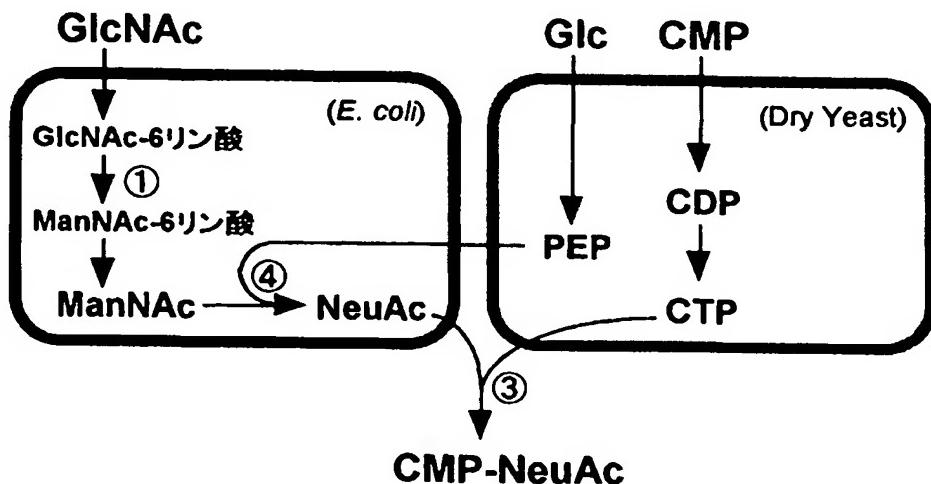
発明を実施するための最良の形態

本発明のC M P – N e u A c の合成反応経路を模式的に示すと、以下の（A）N e u A c リアーゼを用いた方法と（B）N e u A c シンセターゼを用いた方法である。なお、（B）の反応系に必須のホスホエノールピルビン酸（P E P）は、培地中のグルコースから酵母並びに大腸菌の生体（代謝）反応により合成、供給されるので、反応系にホスホエノールピルビン酸（P E P）を添加する必要はない。

（A）N e u A c リアーゼを用いた方法



(B) NeuAcシンセターゼを用いた方法



上記模式図（A）及び（B）における記号は以下のことを意味する。

- ①: GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ
- ②: NeuAcリアーゼ
- ③: CMP-NeuAcシンセターゼ
- ④: NeuAcシンセターゼ

（1）酵素等の調製

上記（A）及び（B）の反応系に添加するN-アセチルグルコサミン-6リン酸 2-エピメラーゼ（GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ）とは、上記①のGlcNAc 6-リン酸からManNAc 6-リン酸への変換反応を触媒する活性を有するものを意味し、上記（A）の反応系に添加するN-アセチルノイラミン酸リアーゼ（NeuAcリアーゼ）とは、上記②のManNAcとピルビン酸を基質としてNeuAcを合成する反応を触媒する活性を有するものを意味し、上記（B）の反応系に添加するN-アセチルノイラミン酸シンセターゼ（NeuAcシンセターゼ）とは、上記④のManNAcとホスホエノールピルビン酸

(P E P) を基質として N c u A c を合成する反応を触媒する活性を有するものを意味し、上記 (A) 及び (B) の反応系に添加する C M P - N - アセチルノイ ラミン酸シンセターゼ (C M P - N c u A c シンセターゼ) とは、上記③の N c u A c と C T P を基質として C M P - N e u A c を合成する反応を触媒する活性を有するものを意味する。

これらの酵素活性を有するものとしては、当該活性を有する細胞（形質転換体を含む）またはその処理物を例示でき、調製の簡便性などの点から、微生物由来のものを使用するのが好都合である。微生物由来の G 1 c N A c - 6 P 2 - エ ピメラーゼ、N - アセチルノイラミン酸リアーゼ、N - アセチルノイラミン酸シ ンセターゼ及び C M P - N e u A c シンセターゼは公知の酵素であり、常法によ り調製することができる。

また、当該酵素活性を増強させるための手段として、該酵素遺伝子群 (J. Bacteriol., 181, 47-54, 1999、J. Bacteriol., 181, 4526-4532, 1999、Nucleic Acids. Res., 13, 8843-8852, 1985、Agric. Biol. Chem., 50, 2155-2158, 1986、FEMS Microbiol. Lett., 75, 161-166, 1992、J. Biol. Chem., 271, 15373-15380, 1996、J. Biol. Chem., 264, 14769-14774, 1989、J. Bacteriol., 177, 312-319, 1995、Mol. Microbiol., 35, 1120-1134, 2000) をクローニングし、菌体内でこれを大量発現させた微生物を用いる、いわゆる組換えDNA手法を用いるのが好適である。

また、本発明においては、2つ以上の遺伝子を共発現させて得られる菌体またはその処理物を用いることもでき、特に、G 1 c N A c - 6 P 2 - エピメラーゼとN - アセチルノイラミン酸リアーゼのそれぞれの酵素活性を増強させた形質転換体、またはG 1 c N A c - 6 P 2 - エピメラーゼとN - アセチルノイラミン酸シンセターゼのそれぞれの酵素活性を増強させた形質転換体の使用が好適であるが、これに限定されない。

遺伝子のクローニング、クローニングしたDNA断片を用いた発現ベクターの調 製、発現ベクターを用いた目的とする酵素活性を有する酵素タンパク質の調製な

どは、分子生物学の分野に属する技術者にとっては周知の技術であり、具体的には、例えば「Molecular Cloning」(Maniatisら編、Cold Spring Harbor Laboratories, Cold Spring Harbor, New York(1982))に記載の方法に従って行うことができる。

たとえば、報告されている塩基配列をもとにプローブを合成し、微生物の染色体DNAより目的とする酵素活性を有する酵素タンパク質をコードする遺伝子を含有するDNA断片をクローニングすればよい。クローン化に用いる宿主は特に限定されないが、操作性及び簡便性から大腸菌とするのが望ましい。

クローン化した遺伝子の高発現系を構築するためには、たとえばマキザムーギルバートの方法(Methods in Enzymology, 65, 499(1980))もしくはダイデオキシチェインターミネーター法(Methods in Enzymology, 101, 20 (1983))などを応用してクローン化したDNA断片の塩基配列を解析して該遺伝子のコーディング領域を特定し、宿主微生物に応じて該遺伝子が菌体内で発現可能となるよう発現制御シグナル(転写開始及び翻訳開始シグナル)をその上流に連結した組換え発現ベクターを作製する。

ベクターとしては、種々のプラスミドベクター、ファージベクターなどが使用可能であるが、大腸菌菌体内で複製可能であり、適当な薬剤耐性マーカーと特定の制限酵素切断部位を有し、菌体内のコピー数の高いプラスミドベクターを使用するのが望ましい。具体的には、pBR322(Gene, 2, 95 (1975))、pUC18, pUC19(Gene, 33, 103(1985))などが挙げられる。

作製した組換えベクターを用いて大腸菌を形質転換する。宿主となる大腸菌としては、例えば組換えDNA実験に使用されるK12株、C600菌、JM105菌、JM109菌(Gene, 33, 103-119(1985))などが使用可能である。ピルビン酸のNeuAc合成以外での代謝を減らすため、ピルビン酸代謝に関するlip遺伝子変異などが導入された大腸菌(例えばW14851ip2(ATTCC25645))を宿主として使用することもできる。

大腸菌を形質転換する方法はすでに多くの方法が報告されており、低温下、塩化カルシウム処理して菌体内にプラスミドを導入する方法 (J. Mol. Biol., 53, 159 (1970)) などにより大腸菌を形質転換することができる。

得られた形質転換体は、当該微生物が増殖可能な培地中で増殖させ、さらにクローニングした目的とする酵素活性を有するタンパク質の発現を誘導して菌体内に当該酵素タンパク質が大量に蓄積するまで培養を行う。形質転換体の培養は、炭素源、窒素源などの当該微生物の増殖に必要な栄養源を含有する培地を用いて常法に従って行えばよい。例えば、培地としてブイヨン培地、LB培地 (1%トリプトン、0.5%イーストエキストラクト、1%食塩) または $2 \times YT$ 培地 (1.6%トリプトン、1%イーストエキストラクト、0.5%食塩) などの大腸菌の培養に常用されている培地を用い、30~50°Cの培養温度で10~50時間程度必要により通気攪拌しながら培養することができる。また、ベクターとしてプラスミドを用いた場合には、培養中におけるプラスミドの脱落を防ぐために適当な抗生物質 (プラスミドの薬剤耐性マーカーに応じ、アンピシリン、カナマイシンなど) の薬剤を適定量培養液に加えて培養する。

目的の酵素活性を有する菌体としては、上記の方法で得られる培養液から遠心分離、膜分離などの固液分離手段で回収したものを例示することができる。また、回収した菌体を、機械的破壊 (ワーリングブレンダー、フレンチプレス、ホモジナイザー、乳鉢などによる)、凍結融解、自己消化、乾燥 (凍結乾燥、風乾などによる)、酵素処理 (リゾチームなどによる)、超音波処理、化学処理 (酸、アルカリ処理などによる) などの一般的な処理法に従って処理して得られる処理物、もしくは該菌体処理物から目的の酵素活性を有する画分を通常の酵素の精製手段 (塩析処理、等電点沈殿処理、有機溶媒沈殿処理、透析処理、各種クロマトグラフィー処理など) を施して得られる粗酵素または精製酵素も菌体処理物として利用することができる。

次に CMP から CTP への変換に使用する酵母としては、市販のパン酵母、あ

るいはワイン酵母でよく、菌体製造の過程が省略できる点で極めて有利である。また、酵母生菌体、酵母乾燥菌体いずれの形態も利用可能であるが、反応収率、取扱いの容易性などの点からは、乾燥酵母菌体を用いるのが好ましい。

(2) CMP-NeuAc の合成

CMP-NeuAc 合成反応に使用する GlcNAc、ピルビン酸および CMP は市販されており、この市販品を使用することができる。使用濃度としては、例えばそれぞれ 1 ~ 500 mM、好ましくは 10 ~ 100 mM の範囲から適宜設定することができる。

(NeuAc リアーゼを用いた方法)

CMP-NeuAc の合成反応は、GlcNAc、CMP およびピルビン酸を含有する反応系に、GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ、NeuAc リアーゼ、および CMP-NeuAc シンセターゼを反応液 1 mL 当たりそれぞれ 0.2 mg 以上、好ましくは 2 ~ 100 mg、乾燥酵母を 1 ~ 20% (w/v) 添加し、50°C 以下、好ましくは 15 ~ 40°C で 1 ~ 150 時間程度、必要により攪拌しながら反応させることにより実施できる。

また、上記反応においては、GlcNAc およびピルビン酸を含有する反応系に、GlcNAc-6P 2-エピメラーゼおよび NeuAc リアーゼを添加して、50°C 以下、好ましくは 15 ~ 40°C で 1 ~ 50 時間程度反応させて NeuAc を合成し、次いで CMP、酵母菌体および CMP-NeuAc シンセターゼを添加し、5 ~ 50 時間程度反応させて CMP-NeuAc を合成する 2 段階の反応を行うことで CMP-NeuAc の合成収率を向上させることができる。なお、CMP はあらかじめ NeuAc 合成時に反応系に添加してもかまわない。

(NeuAc シンセターゼを用いた方法)

CMP-NeuAc の合成反応は、GlcNAc 及び CMP を含有する反応系に、GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ、NeuAc シンセターゼ、および

CMP-NeuAcシンセターゼを反応液1mL当たりそれぞれ0.2mg以上、好ましくは2～100mg、乾燥酵母を1～20%（w/v）添加し、50℃以下、好ましくは15～40℃で1～150時間程度、必要により搅拌しながら反応させることにより実施できる。

上記のいずれのCMP-NeuAc合成系においても、必要に応じて無機リン酸、マグネシウムおよびエネルギー源を添加するのが好ましい。

無機リン酸としては、リン酸カリウムなどをそのまま使用することもできるが、好ましくはリン酸緩衝液の形態で使用するのが好ましい。使用濃度は、たとえば1～1000mM、好ましくは10～400mMの範囲から適宜設定することができる。また、リン酸緩衝液の形式で使用する場合、緩衝液のpHは5～10の範囲から適宜設定すればよい。

マグネシウムとしては、硫酸マグネシウム、硝酸マグネシウム、塩化マグネシウム等の無機酸のマグネシウム塩、クエン酸マグネシウム等の有機酸のマグネシウム塩を使用することができ、その使用濃度としては1～1000mMの範囲から適宜設定することができる。

エネルギー源としては、グルコース、フラクトース、ショ糖などの糖類、酢酸、クエン酸などの有機酸を使用することができ、その使用濃度としては、1～5000mM、好ましくは10～1000mMの範囲から適宜設定することができる。

このようにして得られたCMP-NeuAcは、糖ヌクレオチドの通常の単離精製手段（イオン交換クロマトグラフィー、吸着クロマトグラフィー、塩析、アフィニティクロマトグラフィーなど）を用いて単離精製することができる。

実施例

以下、実施例を示し、本発明を具体的に説明するが、本発明は何らこれに限定されない。なお、実施例におけるDNAの調製、制限酵素による切断、T4

DNAリガーゼによるDNA連結、並びに大腸菌の形質転換法は全て「Molecular Cloning, A Laboratory Manual, Second Edition」(Sambrookら編、Cold spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, New York (1989))に従って行った。また、制限酵素、Amp^r i Taq DNAポリメラーゼ、T4 DNAリガーゼは宝バイオ(株)より入手した。

さらに、反応液中のCMP-NeuAcの定量はHPLC法により行った。具体的には、分離にはYMC社製のODS-HS302カラムを用い、溶出液として1mM テトラブチルアンモニウム硫酸塩、50mM 酢酸マグネシウム溶液を用いた。また、NeuAc等の糖の定量にはHPAE-PAD法によるHPLCにより行った。具体的には、分離、検出にはダイオネクス社製のCarboPac PA1カラム、ED40を用い、溶出液としてA液(0.1N NaOH)とB液(0.1N NaOH、0.5M 酢酸ナトリウム)を用い、A液-B液のグラジエントにより行った。

実施例 1

(1) N-アセチルノイラミン酸リアーゼをコードするnanA遺伝子のクローニング

Haemophilus influenzae(*H. influenzae*) Rd株の染色体DNA(ATCC51907D)をテンペレートとして、以下に示す2種類のプライマーDNAを常法に従って合成し、PCR法により*H. influenzae*のN-アセチルノイラミン酸リアーゼ(nanA)遺伝子を增幅した。

プライマー(A) : 5' - CACCATGGCGAAGATATTGCCGCTCAAACTA -3'

(配列番号1)

プライマー(B) : 5' - CCGAATTCAATTATGACAAAAATTCCGCTTCAG -3'

(配列番号2)

PCRによるnanA遺伝子の增幅は、反応液100μL中(50mM 塩化

カリウム、10 mM トリス塩酸（pH 8.3）、1.5 mM 塩化マグネシウム、0.001% ゼラチン、テンペレートDNA 0.1 μg、プライマーDNA (A) (B) 各々 0.2 μM、AmpliciTaq DNAポリメラーゼ2.5ユニット) をPerkin-Elmer Cetus Instrument社製 DNA Thermal Cyclerを用いて、熱変性(94℃、1分)、アニーリング(55℃、1.5分)、ポリメライゼーション(72℃、3分)のステップを25回繰り返すことにより行った。

遺伝子増幅後、反応液をエタノール／クロロホルム(1:1)混合液で処理し、水溶性画分に2倍容のエタノールを添加しDNAを沈殿させた。沈殿回収したDNAを文献(Molecular Cloning、前述)の方法に従ってアガロースゲル電気泳動により分離し、1.2 kb相当のDNA断片を精製した。該DNAを制限酵素Nco I 及びEco RIで切断し、同じく制限酵素Nco I 及びEco RIで消化したプラスミドpTrc99A (Pharmacia Biotech.社より入手)とT4 DNAリガーゼを用いて連結した。連結反応液を用いて大腸菌JM109株(ATCC53323)を形質転換し、得られたアンピシリン耐性形質転換体よりプラスミドpTrcnanAを単離した。pTrcnanAは、pTrc99Aのtrcプロモータ下流のNco I-Eco RI切断部位にH. influenzaeのnanA遺伝子の構造遺伝子を含有するDNA断片が挿入されたものである。

(2) GlcNAc-6P 2-エピメラーゼをコードするnanE遺伝子のクローニング

H. influenzae Rd株の染色体DNAをテンペレートとして、以下に示す2種類のプライマーDNAを常法に従って合成し、PCR法によりH. influenzaeのGlcNAc-6P 2-エピメラーゼ(nanE)遺伝子を増幅した。

プライマー(C) : 5' - GGTCTAGATTTAAATGAGGGGTGTTATATGT -3'

(配列番号3)

プライマー(D) : 5' - TCGTCGACTTATCTTGCAGATTCACTGAATTAGCAAACCA -
3'

(配列番号4)

PCRによるnanE遺伝子の増幅は、反応液100μL中(50mM 塩化カリウム、10mM トリス塩酸(pH 8.3)、1.5mM 塩化マグネシウム、0.001%ゼラチン、テンペレートDNA 0.1μg、プライマーDNA(C)(D)各々0.2μM、AmpliciTaq DNAポリメラーゼ 2.5ユニット)をPerkin-Elmer Cetus Instrument社製DNA Thermal Cyclerを用いて、熱変性(94℃、1分)、アニーリング(55℃、1.5分)、ポリメライゼーション(72℃、3分)のステップを25回繰り返すことにより行った。

遺伝子増幅後、反応液をフェノール／クロロホルム(1:1)混合液で処理し、水溶性画分に2倍容のエタノールを添加しDNAを沈殿させた。沈殿回収したDNAを文献の方法(Molecular Cloning、前述)に従ってアガロースゲル電気泳動により分離し、720b相当のDNA断片を精製した。該DNAを制限酵素XbaI及びSalIで切断し、同じく制限酵素XbaI及びSalIで消化したプラスミドpTrc99AとT4DNAリガーゼを用いて連結した。連結反応液を用いて大腸菌JM109株を形質転換し、得られたアンピシリン耐性形質転換体よりプラスミドpTrc-nanEを単離した。pTrc-nanEは、pTrc99Aのtrcプロモータ下流のXbaI-SalI切断部位にH. influenzaeのnanE遺伝子の構造遺伝子を含有するDNA断片が挿入されたものである。

(3) nanA、nanE遺伝子共発現プラスミドの構築

上記(1)で得られたpTrcnanAプラスミドを制限酵素NcoI、EcoRIで切断し、nanA遺伝子を含むNcoI-EcoRI断片をアガロースゲル電気泳動を用いて回収した。これを同じくNcoI、EcoRIで消化

した上記（2）で得られたpTrc-nanEプラスミドとT4DNAライゲースを用いて連結した。この連結反応液を用いて大腸菌JM109株を形質転換し、得られたアンピシリン耐性形質転換体よりプラスミドpTrcAEを単離した。pTrcAEは、pTrc99Aのtrcプロモータ下流のNcoI-SalI切断部位にH. influenzaeのnanA、nanE遺伝子の構造遺伝子を含有するDNA断片が挿入されたものである。

（4）NeuAcの合成

大腸菌W14851ip2（ATCC25645）に上記（3）で構築したプラスミドpTrcAEを保持させ、これを100μg/mLのアンピシリンを含有する2×YT培地500mLに植菌し、37℃で振とう培養した。菌体数が 1×10^8 個/mLに達した時点で、培養液に最終濃度0.2mMになるようにイソプロピルβ-D-チオガラクトピラノシド（IPTG）を添加し、さらに37℃で26時間振とう培養を続けた。培養終了後、遠心分離（9,000×g、10分）により25mL培養液分の菌体50mgを回収し、これに100mM GlcNAc、20mM 塩化マグネシウム、50mM グルコース、300mM ピルビン酸ナトリウム、0.5%（v/v）キシレンを含有する200mM リン酸カリウム緩衝液（pH 8.0）5mLを添加し、28℃で攪拌しながら反応を行った。14、24時間後に110mgのピルビン酸ナトリウムを添加し、48時間で反応液を100℃、5分間の熱処理をすることで反応を停止させた。得られた反応液を糖分析用HPLC（HPAE-PAD、ダイオネクス社）で分析したところ、43.7mMのNeuAcの生成が確認された。

なお、対照菌（pTrc99Aプラスミドを保持する大腸菌W14851ip2）を用いて同様の反応を行ったが、NeuAcの生成を検出することは出来なかった（0.5mM以下の生成）。

（5）CMP-NeuAcシンセターゼをコードするneuA遺伝子のクローニング

H. influenzae Rd 株の染色体DNAをテンペレートとして、以下に示す2種類のプライマーDNAを常法に従って合成し、PCR法により H. influenzae の CMP-NeuAc シンセターゼ (neuA) 遺伝子を增幅した。

プライマー (E) : 5' - TGCCATGGTGAAAATAATAATGACAAGAA -3'

(配列番号 5)

プライマー (F) : 5' - AACTGCAGTGCAGATCAAAAGTGCAGGCC -3'

(配列番号 6)

PCRによるneuA遺伝子の増幅は、反応液 100 μL 中 (50 mM 塩化カリウム、10 mM トリス塩酸 (pH 8.3)、1.5 mM 塩化マグネシウム、0.001% ゼラチン、テンペレートDNA 0.1 μg、プライマーDNA (E) (F) 各々 0.2 μM、AmpliTaq DNA ポリメラーゼ 2.5 ユニット) をPerkin-Elmer Cetus Instrument社製 DNA Thermal Cyclerを用いて、熱変性 (94°C、1分)、アニーリング (55°C、1.5分)、ポリメライゼーション (72°C、3分) のステップを 25 回繰り返すことにより行った。

遺伝子増幅後、反応液をフェノール／クロロホルム (1:1) 混合液で処理し、水溶性画分に2倍容のエタノールを添加しDNAを沈殿させた。沈殿回収したDNAを文献の方法 (Molecular Cloning、前述) に従ってアガロースゲル電気泳動により分離し、720 b相当のDNA断片を精製した。該DNAを制限酵素NcoI 及びPstIで切断し、同じく制限酵素NcoII 及びPstIで消化したプラスミド pTrc99A と T4 DNAリガーゼを用いて連結した。連結反応液を用いて大腸菌JM109株を形質転換し、得られたアンピシリン耐性形質転換体よりプラスミド pTrcsiaBNPを単離した。pTrcsiaBNPは、pTrc99Aのtrcプロモータ下流のNcoI-PstI切断部位に H. influenzae のneuA遺伝子の構造遺伝子を含有するDNA断片が挿入されたものである。

(6) CMP-NeuAcシンセターゼの調製

プラスミド pTrcSiaBNPを保持する大腸菌JM109菌を、100 μg/mLのアンピシリンを含有する2×YT培地100mLに植菌し、37℃で振とう培養した。4×10⁸個/mLに達した時点で、培養液に最終濃度0.25mMになるようにIPTGを添加し、さらに37℃で6時間振とう培養を続けた。培養終了後、遠心分離(9,000×g, 10分)により菌体を回収し、5mLの緩衝液(100mM トリス塩酸(pH 7.8)、10mM MgCl₂)に懸濁した。超音波処理を行って菌体を破碎し、さらに遠心分離(20,000×g, 10分)により菌体残さを除去した。

このように得られた上清画分を酵素液とし、この酵素液におけるCMP-NeuAcシンセターゼ活性を測定した結果を対照菌(pTrc99Aを保持する大腸菌K-12株 JM109)と共に下記表1に示す。なお、本発明におけるCMP-NeuAcシンセターゼ活性の単位(ユニット)は、以下に示す方法で5'-CMPとN-アセチルノイロマニン酸からのCMP-NeuAcの合成活性を測定、算出したものである。

(CMP-NeuAcシンセターゼ活性の測定と単位の算出法)

50mM トリス塩酸緩衝液(pH 8.0)、20mM 塩化マグネシウム、5mM CTPおよび10mM N-アセチルノイロマニン酸に、CMP-NeuAcシンセターゼを添加して37℃で5分反応させる。また、CMP-NeuAcシンセターゼの代わりにpTrc99Aを保持する大腸菌JM109株の菌体破碎液を用い同様の反応を行い、これをコントロールとした。

反応液に2倍量の70%エタノールを添加して反応を停止し、これを希釈した後HPLCによる分析を行った。分離にはYMC社製HS-302カラムを用い、溶出液として50mM酢酸マグネシウムと1mMテトラブチルアンモニウム水溶液の混合液を用いた。HPLC分析結果から反応液中のCMP-NeuAcの量を算出し、37℃で1分間に1 μmolのCMP-NeuAcを合成する

活性を1単位（ユニット）としてCMP-NeuAcシンセターゼ活性を算出した。

表1

菌／プラスミド	CMP-NeuAcシンセターゼ活性 (units/mg protein)
JM109 / pTrc99A	<0.01
JM109 / pTrcsiaBNP	2.45

(7) CMP-NeuAcの合成

大腸菌 K-12株 ME8417 (FERM BP-6847: 平成11年8月18日 独立行政法人産業技術総合研究所 特許生物寄託センター (日本国茨城県つくば市東1丁目1番地1 中央第6 (郵便番号305-8566))) に上記(3)で構築したプラスミドpTrcA-Eを保持させ、これを、100μg/mLのアンピシリンを含有する2×YT培地500mLに植菌し、37℃で振とう培養した。菌体数が4×10⁸個/mLに達した時点で、培養液に最終濃度0.2 mMになるようにIPTGを添加し、さらに37℃で8.5時間振とう培養を続けた。培養終了後、遠心分離(9,000×g、10分)により25mL培養液分の菌体50mgを回収し、これに50mM CMP、100mM GlcNAc、20mM 塩化マグネシウム、50mM グルコース、250mM ピルビン酸ナトリウム、0.5% (v/v) キシレンを含有する200mM リン酸カリウム緩衝液(pH 8.0) 5mLを添加し、28℃で攪拌しながら反応を行った。

反応開始24時間後に乾燥パン酵母(オリエンタル酵母社製) 250mg、上記(6)で調製したCMP-NeuAcシンセターゼ(3.4 units/mL 反応液)及び1M 塩化マグネシウム溶液 100μLを添加し、合計62時間反応させた。なお、反応開始14時間後に110mgのピルビン酸ナトリウムを、24、38時間後に110mgピルビン酸ナトリウム、180mgグルコースを、48時間後に55mgピルビン酸ナトリウム、180mgグルコースをそ

それぞれ添加した。

反応液上清をHPLCにより分析したところ、21.4 mMのCMP-NeuAcが生成することが認められた。

比較例1

(1) CMPカイネースをコードするcmk遺伝子のクローニング

大腸菌JM109株の染色体DNAを斎藤と三浦の方法(Biochim. Biophys. Acta., 72, 619 (1963))で調製した染色体DNAをテンペレートとして、以下に示す2種類のプライマーDNAを常法に従って合成し、PCR法により大腸菌のCMPカイネース(cmk)遺伝子を增幅した。

プライマー(G) : 5' - TTGAATTCTAAGGAGATAAGATGACGGCAATT -3'
(配列番号7)

プライマー(H) : 5' - TTGAGCTCTGCAAATTGGTCGCTTATGCG -3'
(配列番号8)

PCRによるcmk遺伝子の增幅は、反応液100μL中(50mM 塩化カリウム、10mM トリス塩酸(pH 8.3)、1.5mM 塩化マグネシウム、0.001%ゼラチン、テンペレートDNA 0.1 μg、プライマーDNA(G)(H)各々0.2 μM、AmpliTaq DNAポリメラーゼ 2.5ユニット)をPerkin-Elmer Cetus Instrument社製DNA Thermal Cyclerを用いて、熱変性(94℃、1分)、アニーリング(55℃、1.5分)、ポリメライゼーション(72℃、3分)のステップを25回繰り返すことにより行った。

遺伝子増幅後、反応液をフェノール／クロロホルム(1:1)混合液で処理し、水溶性画分に2倍容のエタノールを添加しDNAを沈殿させた。沈殿回収したDNAを文献の方法(Molecular Cloning、前述)に従ってアガロースゲル電気泳動により分離し、720b相当のDNA断片を精製した。該DNAを制限酵素EcoRI及びSacIで切断し、同じく制限酵素EcoRI及びSacIで消化したプラスミドpTrc99AとT4DNAリガーゼを用いて連結した。連

結反応液を用いて大腸菌JM109株を形質転換し、得られたアンピシリン耐性形質転換体よりプラスミドpTrcCMKABを単離した。pTrcCMKABは、pTrc99Aのtrcプロモータ下流のEcoRI-SacI切断部位に大腸菌のcmk遺伝子の構造遺伝子を含有するDNA断片が挿入されたものである。

(2) cmk、neuA遺伝子共発現プラスミドの構築

実施例1で得られたpTrcsiaBNPプラスミドを制限酵素NcoI、EcoRIで切断し、neuA遺伝子を含むNcoI-EcoRI断片をアガロースゲル電気泳動を用いて回収した。これを同じくNcoI、EcoRIで消化した上記比較例(1)のpTrcCMKABプラスミドとT4ライゲースを用いて連結した。この連結反応液を用いて大腸菌JM109株を形質転換し、得られたアンピシリン耐性形質転換体よりプラスミドpTrcSBCKを単離した。pTrcSBCKは、pTrc99Aのtrcプロモータ下流のNcoI-SacI切断部位にH. influenzaeのneuA遺伝子及び大腸菌のcmk遺伝子の構造遺伝子を含有するDNA断片が挿入されたものである。

(3) CMP-NeuAcの合成

実施例1で調製した大腸菌ME8417/pTrcAEの25mL培養分の集菌体50mgに、100mM GlcNAc、20mM 塩化マグネシウム、50mM グルコース、250mM ピルビン酸ナトリウム、0.5% (v/v) キシレンを含有する200mM リン酸カリウム緩衝液 (pH 8.0) 2.5mLを添加し、28°Cで攪拌しながら24時間反応を行った。

上記(2)で構築したプラスミドpTrcSBCKを保持する大腸菌ME8417株の25mL培養分の集菌体50mgと100mM CMP、20mM 塩化マグネシウム、250mM ピルビン酸ナトリウムを含有する200mM リン酸カリウム緩衝液 (pH 8.0) 2.5mLを添加後、超音波処理を行った。

反応開始24時間後、上記の超音波処理液2.5mLを添加し、更に28℃で攪拌しながら反応を行った。なお、反応開始14、24時間後に55mg、38時間後に110mgのピルビン酸ナトリウムを添加した。

合計48時間反応後、反応液上清をHPLCにより分析したところ、CMP--NeuAcの生成量は6.28mMであった。

実施例2

(1) N-アセチルノイラミン酸シンセターゼをコードするneuB1遺伝子のクローニング

Campylobacter jejuni 1652株の染色体DNAをテンペレートとして、以下に示す2種類のプライマーDNAを常法に従って合成し、PCR法によりN-アセチルノイラミン酸シンセターゼ(neuB1)遺伝子を増幅した。

プライマー(I) : 5' - TACGATTATTTCCCTGATGCTC - 3'

(配列番号9)

プライマー(J) : 5' - TCTCCAAGCTGCATTAAACGCC - 3'

(配列番号10)

PCRによるneuB1遺伝子の増幅は、反応液100μL中(50mM 塩化カリウム、10mM トリス塩酸(pH 8.3)、1.5mM 塩化マグネシウム、0.001%ゼラチン、テンペレートDNA 0.1μg、プライマーDNA(A)(B)各々0.2μM、AmpliciTaq DNAポリメラーゼ2.5ユニット)をPerkin-Elmer Cetus Instrument社製DNA Thermal Cyclerを用いて、熱変性(94℃、1分)、アニーリング(55℃、1.5分)、ポリメライゼーション(72℃、3分)のステップを30回繰り返すことにより行った。

遺伝子増幅後、反応液をフェノール／クロロホルム(1:1)混合液で処理し、水溶性画分に2倍容のエタノールを添加しDNAを沈殿させた。沈殿回収し

たDNAを文献（Molecular Cloning、前述）の方法に従ってアガロースゲル電気泳動により分離し、2. 2 kb相当のDNA断片を精製した。該DNA断片をテンプレートとして、以下に示す2種類のプライマーDNAを常法に従って合成し、再度PCR法によりC. jejuniのneuB1遺伝子を増幅した。

プライマー（K）：5' -AAGGAT CCTCTAGTGAGGCTTATGGAA-3'

（配列番号11）

プライマー（L）：5' -GTCTGCAGATTAACTTAGAATAATCAGCCC-3'

（配列番号12）

PCRによるneuB1遺伝子の増幅は、反応液100 μL中（50 mM 塩化カリウム、10 mM トリス塩酸（pH 8.3）、1.5 mM 塩化マグネシウム、0.001%ゼラチン、テンペレートDNA 0.1 μg、プライマーDNA（A）（B）各々0.2 μM、AmpliciTaq DNAポリメラーゼ2.5ユニット）をPerkin-Elmer Cetus Instrument社製DNA Thermal Cyclerを用いて、熱変性（94℃、1分）、アニーリング（55℃、1.5分）、ポリメライゼーション（72℃、3分）のステップを25回繰り返すことにより行った。

遺伝子増幅後、反応液をフェノール／クロロホルム（1:1）混合液で処理し、水溶性画分に2倍容のエタノールを添加しDNAを沈殿させた。沈殿回収したDNAをアガロースゲル電気泳動により分離し、1.2 kb相当のDNA断片を精製した。該DNAを制限酵素BamHI及びPstIで切断し、同じく制限酵素BamHI及びPstIで消化したプラスミドpTrc99A（Pharmacia Biotech. 社より入手）とT4DNAリガーゼを用いて連結した。連結反応液を用いて大腸菌JM109株を形質転換し、得られたアンピシリン耐性形質転換体よりプラスミドpTrcneuB1を単離した。pTrcneuB1は、pTrc99Aのtrcプロモータード下流のBamHI-PstI切断部位にC. jejuniのneuB1遺伝子の構造遺伝子を含有

するDNA断片が挿入されたものである（FERM BP-8248：平成14年6月25日 独立行政法人産業技術総合研究所 特許生物寄託センター（日本国茨城県つくば市東1丁目1番地1 中央第6（郵便番号305-8566））。

（2）nanE、neuB1遺伝子共発現プラスミドの構築

上記（1）で得られたpTrcneuB1プラスミドを制限酵素BamHIで切断後、T4DNAポリメラーゼを用いて切断面を平滑化した。これを制限酵素PstIで切断し、neuB1遺伝子を含む（BamHI）-PstI断片をアガロースゲル電気泳動を用いて回収した。続いて実施例1の（2）で得られたpTrcnanEプラスミドを制限酵素SalIで切断後、T4DNAポリメラーゼを用いて切断面を平滑化し、更に制限酵素PstIで切断した。これと上記で得られたneuB1遺伝子を含む（BamHI）-PstI断片とをT4DNAライゲースを用いて連結した。この連結反応液を用いて大腸菌JM109株を形質転換し、得られたアンピシリン耐性形質転換体よりプラスミドpTrcNENBを単離した。pTrcNENBは、pTrc99Aのtrcプロモータ下流のXbaI-PstI切断部位にH. influenzaeのnanE遺伝子、並びにC. jejuniのneuB1遺伝子の構造遺伝子を含有するDNA断片が挿入されたものである。

（3）CMP-NeuAcの合成

大腸菌MC1061株（ATCC53338）に上記（2）で調製したプラスミドpTrcNENBを保持させ、この培養菌体50mgに50mM CMP、100mM GlcNAc、30mM 塩化マグネシウム、200mM グルコース、100mM ピルビン酸ナトリウム、0.5% (v/v) キシレン、4% (w/v) 乾燥パン酵母（オリエンタル酵母社製）、並びに実施例1の（6）で調製したCMP-NeuAcシンセターゼ（1.7units/ml反応液）を含有する175mM リン酸カリウム緩衝液（pH8.0）5mLを添加し、

28°Cで攪拌しながら72時間反応を行った。なお、反応開始14、24、38、48、62時間後に180mgグルコースをそれぞれ添加した。

反応液上清をHPLCにより分析したところ、25.6mMのCMP-NeuAc生成が認められた。

産業上の利用可能性

本発明のNeuAcリアーゼを用いる方法は、高価なATPを必要とせず、安価なGlcNAc、CMP及びピルビン酸から効率的にCMP-NeuAcを製造することが初めて可能となり、CMP-NeuAcの大量合成法として極めて有意義な方法である。

また、本発明のNeuAcシンセターゼを用いる方法は、高価なATPを必要とせず、反応系に必須のホスホエノールピルビン酸(PEP)はグルコースから酵母並びに大腸菌の生体(代謝)反応により合成・供給されるので、反応系にホスホエノールピルビン酸(PEP)を添加する必要がなく、安価なGlcNAc及びCMPから効率的にCMP-NeuAcを製造することが初めて可能となり、CMP-NeuAcの大量合成法として極めて有意義な方法である。

特に、本発明のNeuAcシンセターゼを用いる方法は、本発明のNeuAcリアーゼを用いる方法で用いられる2段階の反応を必要としない点で、より簡便で優れた方法である。

請求の範囲

1. N-アセチルグルコサミン (GlcNAc)、ピルビン酸およびシチジン 5' - モノリン酸 (CMP) を含有する反応系に、酵母菌体、N-アセチルグルコサミン-6リン酸 2-エピメラーゼ (GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ)、N-アセチルノイラミン酸リアーゼ (NeuAc リアーゼ) および CMP-N-アセチルノイラミン酸シンセターゼ (CMP-NeuAc シンセターゼ) を添加し、反応させることを特徴とする、CMP-N-アセチルノイラミン酸 (CMP-NeuAc) の製造法。
2. N-アセチルグルコサミン (GlcNAc) およびピルビン酸を含有する反応系に、N-アセチルグルコサミン-6リン酸 2-エピメラーゼ (GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ) および N-アセチルノイラミン酸リアーゼ (NeuAc リアーゼ) を添加して N-アセチルノイラミン酸 (NeuAc) を合成し、続けて、この反応系にシチジン 5' - モノリン酸 (CMP)、酵母菌体およびシチジン 5' - モノリン酸 N-アセチルノイラミン酸シンセターゼ (CMP-NeuAc シンセターゼ) を添加して CMP-N-アセチルノイラミン酸 (CMP-NeuAc) を合成する、請求項 1 記載の製造法。
3. GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ、NeuAc リアーゼ及び CMP-NeuAc シンセターゼとして、細胞（形質転換体を含む）またはその処理物を使用する、請求項 1 記載の製造法。
4. GlcNAc-6P 2-エピメラーゼと NeuAc リアーゼのそれぞれの活性を増強させた形質転換体と CMP-NeuAc シンセターゼ活性を有する菌体処理物を使用する、請求項 1 記載の製造法。
5. N-アセチルグルコサミン (GlcNAc) およびシチジン 5' - モノリン酸 (CMP) を含有する反応系に、酵母菌体、N-アセチルグルコサミン-6リン酸 2-エピメラーゼ (GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ)、N-アセチルノイラミン酸シンセターゼ (NeuAc リアーゼ) を添加して CMP-NeuAc を合成する、請求項 1 記載の製造法。

チルノイラミン酸シンセターゼ (NeuAcシンセターゼ) および CMP-N-アセチルノイラミン酸シンセターゼ (CMP-NeuAcシンセターゼ) を添加し、反応させることを特徴とする、 CMP-N-アセチルノイラミン酸 (CMP-NeuAc) の製造法。

6. GlcNAc-6P 2-エピメラーゼ、 NeuAcシンセターゼ及び CMP-NeuAcシンセターゼとして、細胞（形質転換体を含む）またはその処理物を使用する、請求項1記載の製造法。

7. GlcNAc-6P 2-エピメラーゼとNeuAcシンセターゼのそれぞれの活性を増強させた形質転換体と CMP-NeuAcシンセターゼ活性を有する菌体処理物を使用する、請求項1記載の製造法。

SEQUENCE LISTING

<110> Yamasa Corporation

<120> Process for producing cytidine 5'-monophospho-N-acetylneurameric acid

<130> A02-0095

<140>

<141>

<150> JP2002-208987

<151> 2002-07-18

<160> 12

<170> PatentIn Ver. 2.1

<210> 1

<211> 31

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of nanA gene

<400> 1

caccatggcg aagatattgc cgctcaaact a

31

<210> 2

<211> 35

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of nanA gene

<400> 2

ccgaattcat ttatgacaaa aatttcgcct tcaag

35

<210> 3

<211> 31

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of nanE gene

<400> 3

ggtcgttagatt taaatgaggg gtgttatatg t

31

<210> 4

<211> 41

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of nanE gene

<400> 4

tgcgtcgactt atcttgcaga tttcactgaa tttagcaaacc a

41

<210> 5

<211> 29

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of neuA gene

<400> 5

tgcctatggtg aaaataataa tgacaagaa

29

<210> 6

<211> 28

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of neuA gene

<400> 6

aacigcagtg cagatcaaaa gtcgcggcc

28

<210> 7

<211> 33

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of cmk gene

<400> 7

ttaaatctta aggagataaa gatgacggca att

33

<210> 8

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of cmk gene

<400> 8

ttaggcctcg caaaatcggt cgcttaigcg

30

<210> 9

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of neuB1 gene

<400> 9

tacgattatt ttccctgatgc tc 22

<210> 10

<211> 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of neuB1 gene

<400> 10

tctccaagct gcattaaacg cc 22

<210> 11

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of neuB1 gene

<400> 11

aaggatcctc tagtgaggct tatggaa

27

<210> 12

<211> 32

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> primer for amplification of neuB1 gene

<400> 12

gtcgcagat ttaatcttag aataatcagc cc

32

PCT

原本（出願用） - 印刷日時 2003年01月15日 (15.01.2003) 水曜日 10時48分16秒

A02-0095
WIPO
PCT

0-1	様式-PCT/R0/134 (EASY) この寄託された微生物又はその他の生物材料に関する表示(PCT規則13の2)は、右記によって作成された。	PCT-EASY Version 2.92 (updated 01.10.2002)
0-2	国際出願番号。	PCT/JP03/00258
0-3	出願人又は代理人の書類記号	A02-0095

1	下記の表示は発明の詳細な説明中に記載された微生物又は生物材料に関連している。 記載頁 行	23 1
1-3	寄託の表示 寄託機関の名称	独立行政法人 産業技術総合研究所 特許生物寄託センター(IPOD)
1-3-2	寄託機関のあて名	〒305-8566 日本国茨城県つくば市東1丁目1番地 1 中央第6
1-3-3	寄託の日付	2002年06月25日 (25.06.2002)
1-3-4	受託番号	IPOD FERM BP-8248
1-4	追加の表示	ヨーロッパ 特許庁については、寄託微生物試料はEPC規則28(4)に従って、ヨーロッパ 特許が発行される迄、請求人が指定した専門家に対してのみ入手可能とされることを要請する。
1-5	この表示を行うための指定国	すべての指定国
1-6	追加事項の表示の届け出 右記の表示は後に国際事務局に届け出る予定である。	なし (NONE)
2	下記の表示は発明の詳細な説明中に記載された微生物又は生物材料に関連している。 記載頁 行	18 9
2-3	寄託の表示 寄託機関の名称	独立行政法人 産業技術総合研究所 特許生物寄託センター(IPOD)
2-3-2	寄託機関のあて名	〒305-8566 日本国茨城県つくば市東1丁目1番地 1 中央第6
2-3-3	寄託の日付	1999年08月18日 (18.08.1999)
2-3-4	受託番号	IPOD FERM BP-6847
2-4	追加の表示	ヨーロッパ 特許庁については、寄託微生物試料はEPC規則28(4)に従って、ヨーロッパ 特許が発行される迄、請求人が指定した専門家に対してのみ入手可能とされることを要請する。
2-5	この表示を行うための指定国	すべての指定国
2-6	追加事項の表示の届け出 右記の表示は後に国際事務局に届け出る予定である。	なし (NONE)

PCT

原本（出願用） - 印刷日時 2003年01月15日 (15.01.2003) 水曜日 10時48分16秒

WIPAC PCT
A03-0095

受理官庁記入欄

0-4	この用紙は国際出願とともに受 理した (はい/いいえ)	/
0-4-1	権限のある職員	仲村和雄

国際事務局記入欄

0-5	この用紙が国際事務局に受 理された日	2003年01月15日
0-5-1	権限のある職員	間 雄一郎

BUDAPEST TREATY ON THE INTERNATIONAL RECOGNITION OF THE DEPOSIT OF MICROORGANISMS FOR THE PURPOSES OF PATENT PROCEDURE

RECEIPT IN THE CASE OF AN ORIGINAL DEPOSIT

issued pursuant to Rule 7.1 by the INTERNATIONAL DEPOSITORY AUTHORITY identified at the bottom of this page.

[特許手続上の微生物の寄託の国際的承認
に関するブタベスト条約]

下記国際寄託当局によって規則7.1に従い
発行される。

原寄託についての受託証

氏名（名称） ヤマサ醤油株式会社
取締役社長 渡口 道雄
寄託者 殿
あて名 千葉県銚子市新生町2丁目10番地の1

RECEIVED
07 FEB 2003

WIPO PCT

1. 微生物の表示

(寄託者が付した識別のための表示)

pTrc_neub1

(受託番号)

FERM BP- 8248

2. 科学的性質及び分類学上の位置

1欄の微生物には、次の事項を記載した文書が添付されていた。

- 科学的性質
- 分類学上の位置

3. 受領及び受託

本国際寄託当局は、平成14年6月25日（原寄託日）に受領した1欄の微生物を受託する。

4. 移管請求の受領

本国際寄託当局は、平成14年6月25日（原寄託日）に1欄の微生物を受領した。
そして、平成14年11月22日に原寄託よりブタベスト条約に基づく寄託への移管請求を受領した。
(平成14年6月25日に寄託されたFERM P- 18905号より移管)

5. 国際寄託当局

独立行政法人産業技術総合研究所 特許生物寄託センター

International Patent Organism Depository
名 称： National Institute of Advanced Industrial Science and Technology

センター長 岡 修一

Dr. Syuichi Oka, Director

あて名： 日本国茨城県つくば市東1丁目1番地1 中央第6（郵便番号305-8566）

AIST Tsukuba Central 6, 1-1, Higashi 1-Chome Tsukuba-shi,
Ibaraki-ken 305-8566 Japan

平成14年(2002)11月22日

[特許手続上の微生物の寄託の国際的承認
に関するブダペスト条約]

下記国際寄託当局によって規則 7. 1 に従い
発行される。

原寄託についての受託証

氏名（名称） ヤマサ醤油株式会社
取締役社長 濱口 道雄
寄託者 殿
あて名 千葉県銚子市新生町2丁目10番地の1

BUDAPEST TREATY ON THE INTERNATIONAL
RECOGNITION OF THE DEPOSIT OF
MICROORGANISMS FOR THE PURPOSES OF
PATENT PROCEDURE

RECEIPT IN THE CASE OF AN ORIGINAL
DEPOSIT

issued pursuant to Rule 7. 1 by the
INTERNATIONAL DEPOSITORY AUTHORITY
identified at the bottom of this
page.

RECEIVED
07 FEB 2003
WIPO PCT

1. 微生物の表示

(寄託者が付した識別のための表示)
E. coli K-12株 ME 8417

(受託番号)
FERM BP- 6847

2. 科学的性質及び分類学上の位置

1欄の微生物には、次の事項を記載した文書が添付されていた。

- 科学的性質
- 分類学上の位置

3. 受領及び受託

本国際寄託当局は、平成 11 年 8 月 18 日（原寄託日）に受領した1欄の微生物を受託する。

4. 移管請求の受領

本国際寄託当局は、 年 月 日（原寄託日）に1欄の微生物を受領した。
そして、 年 月 日に原寄託よりブダペスト条約に基づく寄託への移管請求を受領した。

5. 国際寄託当局

通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所

名 称： National Institute of Bioscience and Human-Technology
Agency of Natural and Industrial Science and Technology
所 長 大 管 信一
Dr. Shin-ichi Ochiai Director-General
あて名： 日本国茨城県つくば市東1丁目1番地（郵便番号305-8566）
1-3, Higashi 1 chome Tsukuba-shi Ibaraki-ken
305-8566, JAPAN

平成 11 年 (1999) 8 月 23 日

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.

PCT/JP03/00258

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER
Int.Cl⁷ C12P19/26, C12N15/52

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)
Int.Cl⁷ C12P19/26, C12N15/52

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practicable, search terms used)
WPI (DIALOG), BIOSIS (DIALOG)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	ISHIGE K. et al., Novel Method for Enzymatic Synthesis of CMP-NeuAc. Biosci.Biotechnol.Biochem. August 2001, Vol.65, No.8, pages 1736 to 1740	1-7
A	KITTELMANN M. et al., CMP-N-acetyl neuraminic-acid synthetase from Escherichia coli: fermentative Production and application for the preparative synthesis of CMP-neuraminic acid. Appl.Microbiol. Biotechnol. December 1995, Vol.44, pages 59 to 67	1-7
A	EP 428947 A1 (Forschungszentrum Jülich GmbH), 29 May, 1991 (29.05.91), & DE 3937891 A & JP 3-180190 A & US 5071750 A & AU 6587290 A & IL 96307 A & DK 428947 T & ES 2080770 T & GR 3018537 T & KR 161973 B	1-7

Further documents are listed in the continuation of Box C. See patent family annex.

* Special categories of cited documents: "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance "E" earlier document but published on or after the international filing date "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified) "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed	"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention "X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone "Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art "&" document member of the same patent family
---	--

Date of the actual completion of the international search 28 February, 2003 (28.02.03)	Date of mailing of the international search report 11 March, 2003 (11.03.03)
Name and mailing address of the ISA/ Japanese Patent Office	Authorized officer
Facsimile No.	Telephone No.

A. 発明の属する分野の分類 (国際特許分類 (IPC))
Int.Cl' C12P19/26, C12N15/52

B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料 (国際特許分類 (IPC))
Int.Cl' C12P19/26, C12N15/52

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

国際調査で使用した電子データベース (データベースの名称、調査に使用した用語)
WPI (DIALOG), BIOSIS (DIALOG)

C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
A	ISHIGE K. et al. Novel Method for Enzymatic Synthesis of CMP-NeuAc. Biosci. Biotechnol. Biochem. August 2001, Vol. 65, No. 8, p. 1736-1740	1-7
A	KITTELmann M. et al. CMP-N-acetyl neuraminic-acid synthetase from <i>Escherichia coli</i> : fermentative Production and application for the preparative synthesis of CMP-neuraminic acid. Appl. Microbiol. Biotechnol. December 1995, Vol. 44, p. 59-67	1-7

C欄の続きにも文献が列挙されている。

パテントファミリーに関する別紙を参照。

* 引用文献のカテゴリー

- 「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの
- 「E」国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日以後に公表されたもの
- 「I」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献（理由を付す）
- 「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献
- 「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

の日の後に公表された文献

- 「T」国際出願日又は優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論の理解のために引用するもの
- 「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明の新規性又は進歩性がないと考えられるもの
- 「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以上の文献との、当業者にとって自明である組合せによって進歩性がないと考えられるもの
- 「&」同一パテントファミリー文献

国際調査を完了した日

28. 02. 03

国際調査報告の発送日

11.03.03

国際調査機関の名称及びあて先

日本国特許庁 (ISA/JP)
郵便番号 100-8915

東京都千代田区霞が関三丁目4番3号

特許庁審査官 (権限のある職員)

北村 弘樹

印

4B 9349

電話番号 03-3581-1101 内線 3448

C (続き) 関連すると認められる文献		
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
A	EP 428947 A1 (Forschungszentrum Jülich GmbH) 1991. 05. 29 & DE 3937891 A & JP 3-180190 A & US 5071750 A & AU 6587290 A & IL 96307 A & DK 428947 T & ES 2080770 T & GR 3018537 T & KR 161973 B	1 - 7